

**Modified phosphoramidite process for preparing modified nucleic acids.**

**Patent number:** DE3916871  
**Publication date:** 1990-11-29  
**Inventor:** SELIGER HARTMUT PROF DR (DE); BERNER  
SIBYLLE DR RER NAT (DE); MUEHLEGGGER KLAUS  
(DE); ELTZ HERBERT VON DER DR RER NA (DE);  
BATZ HANS-GEORG DR RER NAT (DE)  
**Applicant:** BOEHRINGER MANNHEIM GMBH (DE)  
**Classification:**  
- **international:** C07H21/04; G01N33/68  
- **european:** C07F9/24C1, C07F9/26, C07H21/00C4, C07H21/00G,  
C07F9/6558C, C07F9/6561E, C07H19/10E  
**Application number:** DE19893916871 19890524  
**Priority number(s):** DE19893916871 19890524

Abstract not available for DE3916871

Abstract of correspondent: **EP0399330**

The invention relates to a modified phosphoramidite process for the synthesis of nucleotide sequences. It is possible by using a modified nucleoside phosphoramidite to prepare nucleotide sequences which have a modified phosphate residue.

---

Data supplied from the **esp@cenet** database - Worldwide

**THIS PAGE BLANK (USPTO)**

①9 BUNDESREPUBLIK  
DEUTSCHLAND



DEUTSCHES  
PATENTAMT

①2 **Offenlegungsschrift**  
①1 **DE 39 16871 A1**

⑤1 Int. Cl. 5:  
**C07H 21/04**  
G 01 N 33/68  
// C07H 19/073

②1 Aktenzeichen: P 39 16 871.9  
②2 Anmeldetag: 24. 5. 89  
④3 Offenlegungstag: 29. 11. 90

(2)

DE 39 16871 A1

⑦1 Anmelder:

Boehringer Mannheim GmbH, 6800 Mannheim, DE

⑦2 Erfinder:

Seliger, Hartmut, Prof. Dr., 7915 Elchingen, DE;  
Berner, Sibylle, Dr.rer.nat., 8900 Augsburg, DE;  
Mühlegger, Klaus, 8121 Polling, DE; Eltz, Herbert von  
der, Dr.rer.nat., 8210 Weilheim, DE; Batz,  
Hans-Georg, Dr.rer.nat., 8132 Tutzing, DE

⑤4 Modifiziertes Phosphoramidit-Verfahren zur Herstellung von modifizierten Nukleinsäuren

Gegenstand der Erfindung ist ein modifiziertes Phosphoramiditverfahren zur Synthese von Nukleotidsequenzen. Durch Einsatz eines modifizierten Nukleosidphosphoramidits ist es möglich, Nukleotidsequenzen herzustellen, die einen modifizierten Phosphatrest aufweisen.

DE 39 16871 A1

Gegenstand der vorliegenden Erfindung sind ein modifiziertes Phosphoramidit-Verfahren zur Herstellung von modifizierten Nukleinsäuren und neue Verbindungen, die in diesem Verfahren eingesetzt werden.

Nukleinsäuren sind eine der Gruppe von Verbindungen, die für das Leben auf der Welt von grundlegender Bedeutung und daher in jedem Lebewesen vorhanden sind. In ihnen ist die genetische Information gespeichert. Sie stellen außerdem ein Kriterium zur Unterscheidung und zum Nachweis verschiedener Arten von Lebewesen dar, da die Nukleinsäuresequenzen für jedes Lebewesen charakteristisch sind. Es hat daher nicht an Versuchen gefehlt, Nukleinsäuren sowohl zu synthetisieren als auch nachzuweisen.

Nukleinsäuren können chemisch oder enzymatisch synthetisiert werden. Die chemische Synthese der natürlich vorkommenden  $\beta$ -konfigurierten Nukleinsäuren hat in jüngster Zeit immer größere Bedeutung erlangt, da so große Mengen von Nukleinsäuren mit einer definierten Nukleotidsequenz hergestellt werden können. Die chemische Synthese hat sich insbesondere für die Synthese von  $\beta$ -konfigurierten Oligonukleotiden etablieren können. Je nach Art der eingesetzten Nukleotidbausteine und der Reaktionsschritte zur Anknüpfung an das in der Sequenz benachbarte Nukleotid unterscheidet man verschiedene Verfahren:

Im Phosphodiesterverfahren wird ein Nukleosidmonophosphat, in dem alle reaktiven Gruppen mit Ausnahme des Phosphatrests geschützt sind, zusammen mit einem Kopplungsmittel, beispielsweise einem Trialkylarylsulfonsäurechlorid, mit einem weiteren Nukleosid umgesetzt, in dem alle reaktiven Reste bis auf die Hydroxygruppe, an der die Reaktion stattfinden soll, geschützt sind. Die Ausbeuten in diesem Verfahren sind gering, vor allem deswegen, weil bei den Kondensationsschritten zum Aufbau der Oligonukleotidkette unerwünschte Nebenreaktionen an den nichtveresterten OH-Funktionen der Internukleotid(phosphat)brücke ablaufen und zu komplexen Reaktionsgemischen führen. Es weist ferner den großen Nachteil auf, daß die entstandenen Phosphorsäureester nur in wenigen protischen Lösungsmitteln, in denen die Veresterung durchgeführt werden muß, löslich sind. Solche Lösungsmittel wie Pyridin, Dimethylformamid oder Dimethylsulfoxid haben bekannte Nachteile, wie z. B. hohe Siedepunkte. Aufgrund des polaren Charakters der Phosphodiester-Derivate muß die Isolierung und Aufreinigung über Ionenaustauscher erfolgen und kann nicht in einfacher Weise z. B. über Kieselgel unter Verwendung niedrig siedender Lösemittel (wie z. B. Dichlormethan) erfolgen.

Den Nachteil der Unlöslichkeit der Produkte in zahlreichen organischen Lösungsmitteln umgeht die Phosphotriestermethode.

Die Phosphotriestermethode arbeitet mit einem Phosphorsäurederivat, das nur 1, reaktive Gruppe, aber 2 durch unterschiedliche Schutzgruppen geschützte Hydroxygruppen direkt am Phosphoratom aufweist. Nach der Umsetzung mit dem ersten Nukleosid wird eine der Schutzgruppen abgespalten und die entstandene Hydroxygruppe kann dann für die Reaktion mit dem zweiten Nukleosid aktiviert werden. Diese Vorgehensweise bedeutet, daß es erforderlich ist, zwei zusätzliche Reaktionsschritte an dem Nukleosidphosphat auszuführen, was zu einer Ausbeuteverringerung an aktiviertem Nukleosidphosphat führt.

Eine besonders vorteilhafte Methode, die mit weniger Reaktionsschritten an den relativ teuren Synthesebausteinen auskommt, ist als Phosphoramiditverfahren bekannt geworden (Gait, M. J. et al., Oligonucleotide Synthesis: A Practical Approach, IRL Press Oxford). Hier werden keine Phosphorsäurederivate, sondern Derivate der phosphorigen Säure, sogenannte Phosphoramidite eingesetzt. Folgende Reste sind an dem trivalenten Phosphoratom angebracht:

- eine reaktive Gruppe, beispielsweise ein Halogenatom, das die Verknüpfung mit dem ersten Nukleosid ermöglicht,
- eine sekundäre Aminogruppe, mit der nach Aktivierung die Verknüpfung mit dem zweiten Nukleosid bewirkt werden kann, und
- eine durch eine Schutzgruppe maskierte Hydroxygruppe.

Im ersten Schritt des Phosphoramiditverfahrens wird das Derivat der phosphorigen Säure mit einem ersten Nukleosid umgesetzt; dabei ersetzt das Nukleosid die reaktive Gruppe. Im zweiten Schritt wird selektiv der Ersatz der sekundären Aminogruppe durch ein zweites Nukleosid bewerkstelligt. Als Aktivierungs-Reagens findet im zweiten Schritt meist ein Tetrazol Verwendung. In einem folgenden Schritt wird die Nukleotidsequenz oxidiert, beispielsweise mit Jod, und die Schutzgruppe abgespalten. Das Phosphoramiditverfahren ist in einer Variante als Festphasenverfahren beschrieben. Dabei ist die wachsende Nukleotidsequenz an eine Festphase gebunden. Die Abtrennung von überschüssigen Synthesereagentien und -bausteinen sowie die Reinigung der Oligonukleotidsequenz ist dadurch stark vereinfacht worden. Kommerziell erhältliche Nukleinsäuresynthesautomaten arbeiten nach diesem Verfahren. Sie sind in ihrer Konstruktion z. B. auf die spezifischen Schritte des Phosphoramiditverfahrens abgestimmt.

Nukleinsäuren mit bekannter Nukleotidsequenz finden besonders Anwendung zum spezifischen Nachweis von DNA in biologischem Probenmaterial.

In solchen Nachweisverfahren wird die Eigenschaft ausgenutzt, daß die einzelnen Stränge von Nukleinsäuren mit anderen einzelsträngigen Nukleinsäuren unter Bildung eines Doppelstranges reagieren können, wenn die Einzelstränge zueinander komplementäre Nukleotidsequenzen aufweisen und beide dieselbe Konfiguration an C-1 der Ribose ( $\alpha$  bzw.  $\beta$ ) haben. Da die natürlich vorkommenden Nukleinsäuren hinsichtlich der Verknüpfung von Basen und Zuckern  $\beta$ -konfiguriert sind, kommen als komplementäre Nukleinsäuren insbesondere die  $\beta$ -Nukleinsäuren in Frage. Der Vorgang der Doppelstrangbildung wird Hybridisierung genannt.

Die Bildung eines Doppelstrangs kann nachgewiesen werden, wenn zur Hybridisierung mit der einzelsträngigen Nukleinsäure eine modifizierte einzelsträngige komplementäre Nukleinsäure eingesetzt wird. Anschließend wird die Menge der hybridisierten Nukleinsäuren über die Modifizierung, die beispielsweise eine radioaktive

Markierung sein kann, bestimmt.

Zur Synthese von modifizierten Nukleinsäuren kann entweder eine schon vorhandene natürliche Nukleinsäure chemisch oder enzymatisch modifiziert werden, oder die Nukleotidsequenz kann unter Zuhilfenahme bereits modifizierter Nukleotid-Bausteine synthetisiert werden.

Durch Modifikation bereits fertig synthetisierter Nukleinsäuren an den Enden, wie sie beispielsweise für das 5'-Ende in der WO 86/07363 vorgeschlagen wird, können jedoch nur Nukleinsäuren hergestellt werden, die ein einziges modifiziertes Nukleotid pro Einzelstrang beinhalten. Methoden zur Bestimmung der Menge an Nukleinsäuren mit dieserart modifizierten Nukleinsäuren als Sonden sind daher wenig empfindlich.

Daher wurde beispielsweise in der EP-A 01 73 251 vorgeschlagen, die Basen von kompletten Nukleinsäuren durch chemische Reaktionen zu modifizieren. Dazu sind jedoch mehrere Reaktionsschritte an der Nukleinsäure erforderlich und die Modifikationsrate ist davon abhängig, ob die Nukleinsäure Basen mit freien Aminogruppen enthält, deren Modifizierung die Fähigkeit der Hybridisierung mit komplementären Nukleinsäuren nicht beeinträchtigt.

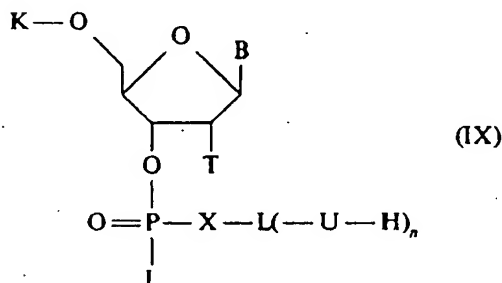
In Jäger et al. (Biochemistry Vol. 27, S. 7237 (1988)) wird die Herstellung eines Dinukleotids beschrieben, welches eine Modifikation am Phosphoratom trägt. Die Modifikation besteht in einer über einen Linker gebundenen primären Aminogruppe und wird in einem dem herkömmlichen Phosphoramiditverfahren ähnlichen Verfahren eingeführt.

Dieses Verfahren kann jedoch nicht auf den herkömmlichen Synthesautomaten der Phosphoramiditmethode ausgeführt werden. Ein weiterer Nachteil ist, daß keine zusätzlichen Nukleotide mehr angefügt werden können, da die freie Aminogruppe mit den dazu benutzten elektrophilen Reagenzien selbst reagiert.

Jedes der im Stand der Technik vorhandenen Verfahren weist daher beträchtliche Nachteile auf.

Aufgabe der vorliegenden Erfindung war es, die Nachteile der bekannten Verfahren zu vermeiden und insbesondere ein mit einfachen Ausgangsstoffen in wenigen Reaktionsschritten unter hohen Ausbeuten ausführbares Verfahren zur Synthese am Phosphatrest modifizierter  $\beta$ -konfigurierter Nukleinsäuren an Festphasen zur Verfügung zu stellen.

Ein Gegenstand der Erfindung ist ein Verfahren zur Herstellung von Nukleotidsequenzen der Formel IX



in der

K Wasserstoff oder das Phosphoratom des Phosphatrests eines weiteren Nukleotids oder einer Nukleotidsequenz

J eine Hydroxygruppe oder ein 5'-Sauerstoffatom eines weiteren Nukleotids oder einer Nukleotidsequenz

B eine natürliche oder modifizierte Nukleobase

T Wasserstoff, Niederal kyl, Azid, Niederal kyloxy oder eine Hydroxygruppe bedeuten,

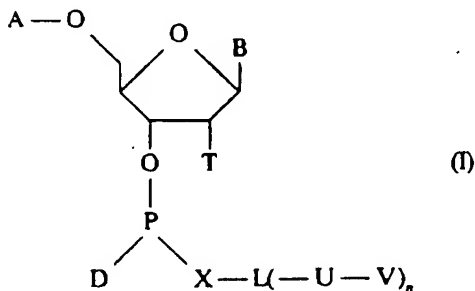
X Sauerstoff oder Schwefel,

L ein  $(n+1)$ -valentes Brückenglied,

U Sauerstoff, Schwefel, Stickstoff oder N-H und

n eine natürliche Zahl von 1 bis 200 bedeuten,

durch Reaktion eines Nukleosidphosphoramidits mit einem weiteren Nukleotid, das eine freie Hydroxylgruppe aufweist, und Oxidation der entstandenen Nukleotidsequenz zu einem Phosphat, dadurch gekennzeichnet, daß als Nukleosidphosphoramidit eine Verbindung der Formel I



eingesetzt wird, wobei

A eine Sauerstoffschutzgruppe, ein Nukleotid oder ein Oligonukleotid,

B eine natürliche oder modifizierte Nukleobase,

- L ein (n + 1)-valentes Brückenglied,  
 T Wasserstoff, Niederalkyl, N<sub>3</sub>, Niederalkoxy oder eine gegebenenfalls geschützte Hydroxygruppe,  
 U Sauerstoff, Schwefel, Stickstoff oder N—H,  
 V eine abspaltbare Schutzgruppe,  
 n eine natürliche Zahl von 1 bis 200 und  
 D ein sekundärer Aminrest bedeuten.

Verfahren zur Herstellung von Nukleinsäuren über das sogenannte Phosphoramiditverfahren sind prinzipiell bekannt, beispielsweise aus Biochemie 1985, 67, 673—684. Das Verfahren der vorliegenden Erfindung unterscheidet sich insbesondere dadurch von den Verfahren des Standes der Technik, daß ein anderes Nukleosidphosphoramidit, nämlich das der Formel I, als Ausgangsstoff eingesetzt wird.

Bevorzugter Rest A der Formel I ist eine Sauerstoffschutzgruppe. Schutzgruppen, die für den Schutz der 5'-Hydroxygruppe in Nukleotidsynthesen geeignet sind, sind bekannt. Besonders oft verwendet werden sauer abspaltbare Schutzgruppen, wie die Triphenylmethylgruppe oder die Dimethoxytriphenylmethylgruppe.

Wenn der Rest A ein Nukleotid oder Oligonukleotid bedeutet, so kann es sich um ein natürliches oder ein modifiziertes Nukleotid bzw. Oligonukleotid handeln. Die Nukleotide sind gegenüber den Oligonukleotiden bevorzugt, da der Syntheseaufwand bei Oligonukleotiden erhöht ist. Bei den Nukleotiden bzw. Oligonukleotiden des Rests A kann es sich auch um erfindungsgemäß hergestellte Reste handeln. Reaktive Gruppen der Nukleotide bzw. Oligonukleotide des Rests A sind bevorzugt durch geeignete Schutzgruppen geschützt.

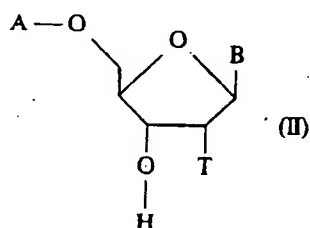
Insbesondere ist die endständige 5'-Hydroxygruppe des Nukleotids bzw. Oligonukleotids des Restes A durch eine Sauerstoffschutzgruppe geschützt. Diese Sauerstoffschutzgruppe hat insbesondere die oben unter Rest A genannte Bedeutung.

Die natürliche Nukleobase des Rests B ist bevorzugt Adenin, Thymin, Cytosin, Uracil oder Guanin. Bei den modifizierten Basen kann es sich beispielsweise um im Ring oder in den Substituenten in der Struktur veränderte Basen handeln. Beispiele sind 7-Deazaguanin oder 5-Aminoalkyluracil oder 8-Aminohexyl-amino-adenin. Bevorzugt sind solche Basen, bei denen die Watson-Crick Basenpaarung mit einer komplementären Nukleinsäure nicht oder sehr wenig beeinflußt wird.

Der Rest T kann die Ribo- oder Arabino-Konfiguration aufweisen. Bevorzugt ist die Ribo-Konfiguration. Als Schutzgruppe des Hydroxyrest kommen insbesondere basisch, sauer oder nucleophil abspaltbare Gruppen, bevorzugt die t-Butyldimethylsilyl- oder Triisopropylsilyl-Gruppe in Frage.

Die Schutzgruppe V ist bevorzugt eine selektiv abspaltbare Schutzgruppe. Bevorzugt ist eine Schutzgruppe, die gleichzeitig unter den Bedingungen abgespalten wird, unter denen die fertige Nukleotidsequenz vom festen Träger abgespalten wird. Nicht bevorzugt sind daher sauer abspaltbare Schutzgruppen, etwa der Bedeutung in A. Besonders bevorzugt sind alkalisch oder ammoniakalisch abspaltbare Schutzgruppen; als besonders günstig hat sich die Fluorenylmethoxycarbonylgruppe oder die Trifluoracetylgruppe erwiesen.

Die Verbindungen der Formel I können aus Verbindungen der Formel II



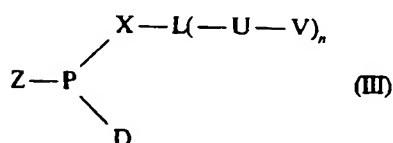
in der

A eine Sauerstoffschutzgruppe, ein Nukleotid oder ein Oligonukleotid,

B eine natürliche oder modifizierte Nukleobase und

T Wasserstoff, eine (gegebenenfalls geschützte) Hydroxygruppe, Niederalkyl, N<sub>3</sub> oder Niederalkyloxy bedeuten,

durch Reaktion mit Phosphanen der Formel III



in der

Z eine gut austretende Gruppe,

X Sauerstoff oder Schwefel,

L ein mindestens bivalentes Brückenglied,

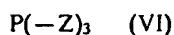
U Sauerstoff, Schwefel, Stickstoff oder N—H

V eine abspaltbare Schutzgruppe,

n eine natürliche Zahl von 1 bis 200 und

D ein sekundäres Aminrest bedeuten, hergestellt werden. Die Reaktionsbedingungen können vom Fachmann analog zu denen gewählt werden, wie sie für die Nukleosidphosphoramidite des Standes der Technik bereits beschrieben sind. Jedoch muß darauf geachtet werden, daß dabei keine Reagenzien verwendet werden, bei deren Verwendung die Schutzgruppe V abgespalten werden kann. Diese Reaktionsbedingungen sind dem Fachmann für die einzelnen Schutzgruppen bekannt.

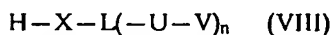
Das Phosphan der Formel III kann in einfacher Weise aus kommerziell erhältlichen Ausgangsstoffen synthetisiert werden. Die bevorzugte Reihenfolge der Herstellungsreaktionen sieht zunächst die Reaktion mit einem sekundären Amin vor, da dieses ein billiger Rohstoff ist. Bei diesem Reaktionsschritt können daher notfalls auch Ausbeuteverluste durch unspezifische Reaktion in Kauf genommen werden. Das Phosphan der Formel III wird bevorzugt dadurch hergestellt, daß eine Verbindung der Formel (VI)



in der Z eine gut austretende Gruppe bedeutet, mit einem sekundären Amin der Formel (VII)



in der D ein sekundärer Aminrest bedeutet, umsetzt, und das Produkt mit einer Verbindung der Formel VIII



in der

X Sauerstoff oder Schwefel,

L ein  $(n+1)$ -valentes Brückenglied,

U Sauerstoff, Schwefel, Stickstoff oder N-H,

V eine abspaltbare Schutzgruppe,

n eine natürliche Zahl von 1 bis 200

bedeuten, reagieren läßt und das entstandene Produkt abtrennt.

Der Rest Z ist bevorzugt Halogen, ganz besonders Chlor.

Verbindungen der Formel VII sind insbesondere dem Fachmann bekannte sekundäre Amine der Formel  $H-NR^1R^2$ , wobei  $R^1$  und  $R^2$  gleich oder verschieden sind und primäre, sekundäre oder tertiäre Alkylreste mit 1–10 Kohlenstoffatomen sind, oder zusammen einen gegebenenfalls alkylverzweigten Cycloalkylrest mit 5–7 Kohlenstoffatomen, der ein oder zwei Stickstoff-, Sauerstoff- und/oder Schwefelatome als Heteroatome enthalten kann, darstellen, oder  $NR^1R^2$  einen Imidazolyl-, Triazolyl-, Tetrazolyl-, 3-Nitro-1,2,4-triazolyl-, Thiazolyl-, Pyrrolyl-, Benztriazolyl- oder Benzhydroxytriazolylrest bedeutet. Als besonders bevorzugte Amine haben sich Diisopropylamin und Morpholin erwiesen.

Als Brückenglied sind insbesondere lineare oder verzweigte, gesättigte oder ungesättigte Kohlenwasserstoffe mit 1 bis 10, bevorzugt 2 bis 6 Kohlenstoffatomen zu nennen. Die Kohlenwasserstoffkette kann durch Heteroatome, beispielsweise Sauerstoff oder Schwefel unterbrochen sein. Das Brückenglied kann auch aliphatische oder aromatische Ringsysteme beinhalten. Das Brückenglied kann auch weitere Heteroatome tragen. Im Hinblick auf die Reaktionen, die mit Verbindungen, die dieses Brückenglied beinhalten, im erfindungsgemäßen Verfahren ausgeführt werden sollen, sind jedoch solche Brückenglieder auszuschließen, die freie unsubstituierte oder primäre Aminogruppen oder Hydroxygruppen als Substituenten aufweisen. Das Brückenglied ist über n-kovalente Bindungen mit n Gruppen U verbunden. Die bevorzugte Anzahl von n beträgt 1 bis 200.

Die Verbindungen der Formel III haben gegenüber den Phosphanen des Standes der Technik den Vorteil, sowohl zur Synthese von Nukleosidphosphoramiditen für die Phosphoramiditsynthese von Nukleinsäuren einsetzbar zu sein, als auch in geschützter Form eine reaktive Gruppe aufzuweisen; diese kann als Verknüpfungsstelle für detektierbare Reste dienen.

Das erfindungsgemäße Verfahren zur Herstellung von Nukleotidsequenzen umfaßt insbesondere folgende Schritte:

— Kopplungsreaktion eines Nukleosidphosphoramidits der Formel I mit einem Nukleosid, das eine freie Hydroxygruppe aufweist. Das Nukleosid mit der freien Hydroxygruppe ist bevorzugt kovalent an einen festen Träger gebunden. Die übrigen reaktiven Gruppen des Nukleosids, wie Aminogruppen, Carbonylgruppen oder weitere Hydroxygruppen sind bevorzugt durch Schutzgruppen geschützt, die unter den Bedingungen der Kopplungsreaktion stabil sind. Bevorzugt ist eine eventuell vorhandene 2'-Hydroxygruppe am Zuckerrest durch eine t-Butyldimethylsilylgruppe geschützt. Die freie Hydroxygruppe ist bevorzugt die 5'-Hydroxygruppe des Zuckerrests.

Das Nukleosid kann ein Mononukleosid, ein Oligo- oder Polynucleotid sein. Bevorzugt ist es jedoch ein Mononucleosid, Oligo- oder Polynucleotid aus 2 bis 200, bevorzugt 20 bis 60 Nukleotidbausteinen. Die Nukleotidbausteine können natürliche oder modifizierte Nukleotide sein.

Bei dem Nukleosid kann es sich auch um ein in erfindungsgemäßer Weise modifiziertes Nukleosid handeln.

— Anschließend wird die an die Festphase gebundene Nukleotidsequenz oxidiert. Als bevorzugtes Oxidationsmittel hat sich Jod erwiesen.

— Daraufhin wird bevorzugt ein "capping"-Schritt durchgeführt. Dies geschieht nach bekannten Methoden.

— Selektive Abspaltung der Schutzgruppe A bzw. der Sauerstoffschutzgruppe der endständigen 5'-Hy-

Schutzgruppe des Nukleotids oder Oligonukleotids des Rests A. Im bevorzugten Fall, wenn die Sauerstoffschutzgruppe des Rests A eine sauer abspaltbare Schutzgruppe wie eine Dimethoxytriphenylmethylgruppe ist, kann sie beispielsweise durch Dichloressigsäure abgespalten werden.

— Diese ersten Schritte können nun, falls gewünscht, wiederholt werden. Als Mononukleosidphosphoramidit kann dabei ein herkömmliches Mononukleosidphosphoramidit oder eines der Formel I eingesetzt werden.

— Sobald die gewünschte Länge der Nukleotidsequenz erreicht ist, werden die Schutzgruppen V abgespalten. Im Falle der Aminoschutzgruppe hat sich der Trifluoracetyl- oder der Fluorenylmethoxycarbonylrest (Fmoc) als besonders vorteilhaft erwiesen.

— Anschließend wird die Nukleotidsequenz in bekannter Weise vom festen Träger abgespalten. Die Bedingungen richten sich nach der Art der kovalenten Bindung und werden nicht durch die erfindungsgemäße Modifizierung beeinflusst.

Besonders bevorzugt sind jedoch solche Bedingungen, unter denen die Abspaltung der Schutzgruppe V und die Abspaltung der Nukleotidsequenz vom Träger gleichzeitig ablaufen. Dies kann beispielsweise bei Verwendung eines über 3'-O-Succinyl an CPG (controlled pore glass) gebundenen Trägers und der Fmoc-Niaklösung oder Aminlösung als Abspaltungsreagenz verwendet wird.

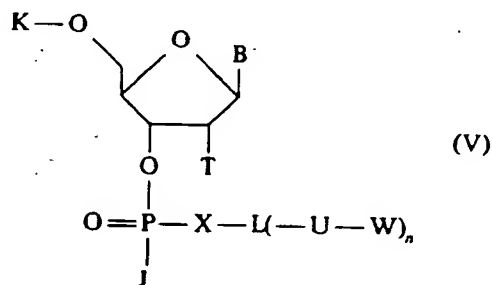
— Meist wird ein Reinigungsschritt, beispielsweise eine Reinigung mittels HPLC chromatographisch oder/und eine Dialyse angeschlossen. Hier gelten die bei der Oligonukleotidsynthese gebräuchlichen Bedingungen.

All diesen Schritten ist gemeinsam, daß außer der Tatsache, daß ein anderes Nukleosidphosphoramidit eingesetzt wird und daß anstelle der Reagenzien zur Abspaltung der Sauerstoffschutzgruppen am Phosphatrest des Standes der Technik Reagenzien zur Abspaltung der Schutzgruppe V eingesetzt werden, keine Änderungen im herkömmlichen Verfahrensablauf vorgenommen werden müssen. Insbesondere ist die Anzahl der Schritte die gleiche oder kleiner wie bei dem herkömmlichen Phosphoramiditverfahren. Daher ist das erfindungsgemäße Verfahren in den erhältlichen Nukleinsäuresynthesizern für die Phosphoramiditsynthese ohne apparative Änderungen durchführbar.

Die so hergestellte Nukleotidsequenz der Formel IX weist bevorzugt 2 bis 200, besonders bevorzugt 20 bis 60 Nukleotidbausteine auf. Davon sind bevorzugt 10 bis 80%, besonders bevorzugt 20 bis 50% der Nukleotidbausteine aus Nukleosidmonophosphaten der Formel I entstandene am P-Atom modifizierte Nukleotidbausteine. Diese modifizierten Nukleotidbausteine weisen in der Sequenz bevorzugt einen Abstand von 2—5 Nukleotiden zueinander auf. Die Verbindungen der Formel IX sind vielseitig einsetzbar.

Aus den erfindungsgemäß hergestellten Nukleotidsequenzen der Formel IX können beispielsweise auf einfache Weise Nukleotidsequenzen hergestellt werden, die einen detektierbaren Rest oder einen Rest aufweisen, der in einen detektierbaren Rest überführt werden kann. Für den Fall, daß die Nukleotidsequenz mehrere modifizierte Nukleotidbausteine aufweist, können Nukleotidsequenzen hergestellt werden, die mehrere dieser Reste beinhalten. Dieser Fall ist bevorzugt, da es sich erwiesen hat, daß der Nachweis von Nukleinsäuren damit empfindlicher wird.

Ein weiterer Gegenstand der Erfindung ist daher ein Verfahren zur Herstellung einer Nukleotidsequenz der Formel V



in der

K Wasserstoff oder das Phosphoratom des Phosphatrests eines weiteren Nukleotids oder einer Nukleotidsequenz

J eine Hydroxygruppe oder ein 5'-Sauerstoffatom eines weiteren Nukleotids oder einer Nukleotidsequenz

B eine natürliche oder modifizierte Nukleobase

T Wasserstoff, Niederalkyl, Azid, Niederalkyloxy oder eine Hydroxylgruppe bedeuten

W ein detektierbarer Rest oder ein Rest ist, der in einen detektierbaren Rest überführt werden kann und

X, L, U und n die oben angegebene Bedeutung haben,

wobei anschließend an die oben genannten Schritte die entstandene Nukleotidsequenz der Formel IX mit einer Verbindung der Formel IV

Y-W (IV)

umgesetzt wird, wobei



Y eine reaktive Gruppe und

W ein detektierbarer Rest oder ein Rest ist, der in einen detektierbaren Rest überführt werden kann.

Als reaktive Gruppe Y kommt beispielsweise eine leicht nukleophil substituierbare Gruppe oder eine elektrophile Gruppe in Frage. Verbindungen der Formel IV sind beispielsweise Carbonsäurehalogenide.

Elektrophile Gruppen sind beispielsweise die Gruppen in aktivierten Estern oder Anhydriden. Ein bevorzugter Ester ist beispielsweise der N-Hydroxysuccinimidester von Haptenen, wenn diese eine Carboxylgruppe aufweisen.

Das weitere Nukleotid in der Bedeutung der Reste K bzw. J kann ein natürliches oder ein modifiziertes Nukleotid sein. Die Nukleotidsequenz in der Bedeutung der Reste K bzw. J kann sowohl natürliche als auch modifizierte Nukleotidbausteine enthalten. Die Nukleotidsequenz der Formel V weist bevorzugt 2 bis 200, besonders bevorzugt 20 bis 60 Nukleotidbausteine auf. Davon sind bevorzugt 10 bis 80%, besonders bevorzugt 20 bis 50% der Nukleotidbausteine aus Nukleosidmonophosphaten der Formel I entstandene Nukleotidbausteine.

Der Rest W kann nieder- wie auch hochmolekularer Struktur sein. Bevorzugte niedermolekulare Reporter-moleküle sind Farbstoffe und Haptene; bevorzugte hochmolekulare Gruppen sind z. B. Enzyme oder immunologisch aktive Substanzen wie Antigene oder Antikörper. Besonders bevorzugt sind Haptene. Von diesen sind insbesondere solche bevorzugt, die unter normalen Bedingungen in Körperflüssigkeiten nicht vorkommen, wie beispielsweise Digoxigenin. Als besonders vorteilhaft haben sich Haptene und insbesondere Digoxigenin als immunologisch aktive Substanz erwiesen, da die sie aufweisenden Nukleotidsequenzen durch die Modifizierung nicht sehr in ihrem Molekulargewicht verändert werden und so als Längenstandards beispielsweise in der Gelchromatographie eingesetzt werden können.

Es hat sich herausgestellt, daß das erfindungsgemäße Verfahren zur Herstellung von Nukleotidsequenzen weiterhin folgende Vorteile gegenüber dem Stand der Technik aufweist:

- Dadurch, daß die Modifizierung am Phosphoratom angebracht ist, wird die Basenpaarung der gebildeten Nukleotidsequenz mit einer komplementären Nukleotidsequenz nicht beeinträchtigt.
- Die gebildeten Nukleotidsequenzen werden von Polymerasen als Primer akzeptiert.
- Die Modifizierung kann zusätzlich zu anderen Modifizierungen, beispielsweise des Zuckerrests oder der Base, oder zu 3'- oder 5'-Endmarkierungen eingeführt werden.
- Es handelt sich um ein Verfahren, das eine konvergente Synthese der benötigten Bausteine beinhaltet. Solche Verfahren sind besonders vorteilhaft, da die Ausbeuten insbesondere an den teuren Nukleotidbausteinen hoch gehalten werden können.
- Es können zur Synthese der Nukleosidphosphoramidite die leicht erhältlichen, natürlich vorkommenden  $\beta$ -Nukleoside eingesetzt werden.
- Bei gleichbleibender oder sogar verringerter Anzahl von Reaktionsschritten wurde es möglich, die bekannten Vorteile des Festphasen-Phosphoramiditverfahrens zur Synthese von Nukleotidsequenzen zur Synthese von am Phosphatrest modifizierten Nukleotidsequenzen zu nutzen.
- Durch das erfindungsgemäße Verfahren ist es möglich, eine ganz spezielle Zahl von Modifikationen an ganz bestimmten Stellen der Sequenz einzuführen.
- Die gebildete modifizierte Nukleotidsequenz ist universell einsetzbar. Beispielsweise können verschiedene detektierbare Reste gewählt werden.
- Dadurch, daß die detektierbaren Reste nicht von Anfang an in den Nukleosidphosphoramiditen vorhanden sind, werden Komplikationen während der chemischen Synthese des Nukleotides, wie sie beispielsweise bei Enzymmarkierungen oder anderen empfindlichen Reportergruppen zu erwarten sind, vermieden.
- Die sterische Hinderung durch Reporter-moleküle kann die Ausbeute und Effizienz von Oligonukleotid-Synthesen verringern. Dieser Nachteil wird im erfindungsgemäßen Verfahren vermieden.

Die Nukleotidsequenzen der Formel V können vorteilhaft in Verfahren zum Nachweis von Nukleinsäuren in einer Probe durch Inkontaktbringen der Probe mit einer dazu im wesentlichen komplementären Nukleinsäure, Behandlung des Gemischs unter Bedingungen, die zur Hybridisierung zueinander komplementärer Nukleinsäuren führt, und Nachweis des detektierbaren Restes als zur Proben-DNA komplementäre Nukleotidsequenz eingesetzt werden. Der Nachweis des detektierbaren Restes kann nach bekannten Methoden erfolgen. Wenn der detektierbare Rest eine immunologisch aktive Substanz ist, so kann der Rest mit einem markierten immunologischen Partner umgesetzt werden. Anschließend wird dann die Markierung gemessen. Als Rest W sind im Falle dieser Verwendung der erfindungsgemäßen Nukleinsäuren Haptene, insbesondere Digoxigenin, bevorzugt.

Ebenso sind sie als Primer in der enzymatischen Synthese von doppelsträngigen Nukleinsäuren aus einzelsträngigen Nukleinsäuren geeignet. Die entstehende doppelsträngige Nukleinsäure enthält dann die Nukleotidsequenz in mindestens einem der beiden Stränge.

Die Erfindung wird durch die folgenden Beispiele erläutert:

#### Beispiel 1

#### 2-(9-Fluorenylmethoxycarbonyl-)aminoethanol

In einem 1-l-Rundkolben werden 68,0 g (ca. 200 mMol) 9-Fluorenylmethoxycarbonyl-N-hydroxy-succinimidester (Fmoc-O-Su) unter Rühren in 300 ml Dioxan gelöst. Zu der klaren Lösung werden nacheinander 40 g in 200 ml Wasser gelöstes  $\text{Na}_2\text{CO}_3$  sowie 14,4 ml (239 mMol) Ethanolamin gegeben. Das sich alsbald bildende

Filterrückstand, der unumgesetztes Fmoc-O-Su, N-Hydroxysuccinimid sowie das gewünschte Produkt enthält, wird aus Essigester umkristallisiert. Man erhält nach Trocknen im Vakuum 47,4 g = 76% der Theorie an reinem Produkt.

<sup>1</sup>H-NMR (ppm) (DMSO): 3,4 (m, CH<sub>2</sub>O, 2 H); 3,6 (t, CH<sub>2</sub>N, 2H); 4,2–4,5 (m, CH<sub>2</sub>OCO + H [C9], 3 H); 5,2 (s [b], NH, 1 H); 7,2–7,9 (m, aromatisch, 8 H).

## Beispiel 2

### Dichlor-N, N-diisopropylamino-phosphan

In einem 2-l-Dreihalsrundkolben mit 500 ml Tropftrichter, KPG-Rührer, Thermometer und Aceton/Trockeneisbad werden 300 ml Äther, abs., 81 ml wasserfreies Pyridin und 87,5 ml PCl<sub>3</sub> (1 Mol) unter Rühren auf –70°C vorgekühlt. Man tropft dazu innerhalb von 2 Stunden 142 ml Diisopropylamin (1 Mol) in 250 ml abs. Äther und hält die Temperatur bei ca. –60 bis –65°C. Nach beendeter Zugabe läßt man das breiartig verdickte Reaktionsgemisch auf Raumtemperatur kommen und verdünnt zwecks besserer Rührbarkeit mit etwa 600 ml abs. Äther. Nach weiteren 3 Stunden Rühren bei Raumtemperatur wird der entstandene Niederschlag über eine Glasfritte abgesaugt, und mit Äther mehrfach gewaschen. Nach Abziehen des Äthers bei Normaldruck wird erst im Wasserstrahlvakuum von nicht umgesetztem PCl<sub>3</sub>, Diisopropylamin und Pyridin befreit, sodann das verbleibende Öl im Ölpumpenvakuum fraktioniert destilliert (K<sub>p</sub> 46°C/0,35 Torr). Man erhält 73,4 g entsprechend 36% der Theorie des Phosphans.

<sup>31</sup>P-NMR (ppm) (CHCl<sub>3</sub>): 167,5.

## Beispiel 3

### 2-(9-Fluorenylmethoxycarbonyl)-aminoethyl-N, N-diisopropylamino-phosphochloridit

In einem 100-ml-Rundkolben werden 0,9 ml Dichlor-N, N-diisopropylamin-phosphan (5 mmol) in 30 ml abs. Tetrahydrofuran gelöst und dazu 0,4 ml wasserfreies Pyridin gegeben. Unter magnetischem Rühren tropft man zu diesem Gemisch bei Raumtemperatur eine Lösung von 1,4 g 2-(9-Fluorenylmethoxycarbonyl)aminoethanol (5 mmol) in 20 ml abs. Tetrahydrofuran langsam während ca. 5 Stunden zu. Nach Absaugen des abgeschiedenen Pyridinhydrochlorides und Abziehen des Tetrahydrofurans wird das verbleibende Öl (2,2 g = 98% der Theorie) direkt zur Herstellung des Nucleosidphosphamidites eingesetzt (siehe Beispiel 4).

## Beispiel 4

### 5'-O-Dimethoxytrityl-2'-desoxythymidin-3'-O-[9-fluorenylmethoxycarbonyl](2-aminoethyl)-N, N-diisopropylamino-phosphan

In einem 100-ml-Rundkolben werden 2,5 g 5'-O-Dimethoxytrityl-2'-desoxythymidin (4,6 mMol) in 50 ml Dichlormethan (über Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> destilliert) sowie 2,5 ml N-Ethyl-N, N-diisopropylamin gelöst. Dazu werden mit einer Einwegspritze 2 ml 2-(9-Fluorenylmethoxycarbonyl)-aminoethyl-N, N-diisopropylaminophosphochloridit (ca. 5 mmol) gegeben. Man rührt 48 Stunden bei Raumtemperatur und dampft dann im Vakuum bis zum dickflüssigen Rückstand ein.

Zu Aufreinigung des Rohproduktes wird an Kieselgel 60 chromatographiert (Säule 30 × 2 cm, Laufmittel Petroläther 50–75°C/Essigester/Dichlormethan/Pyridin = 4 : 8 : 8 : 2). Die produktenthaltenden Fraktionen werden gesammelt, das Lösungsmittel restlos im Vakuum abgezogen.

Man erhält 0,9 g entsprechend 20% der Theorie eines weißen, schaumigen Rückstandes.

<sup>31</sup>P-NMR (ppm) (CHCl<sub>3</sub>): 144,9.

## Beispiel 5

### Synthese von d(TpAETpTpTpTpTpTpAET)

Die Synthese des Oligonucleotids wurde im 1 µMol-Maßstab nach Standardprotokoll in einem vollautomatischen DNA-Synthesizer 8600 der Firma BioSearch durchgeführt. Hierzu wird prinzipiell das Synthese-Gerät mit einer mit 1 µmol Thymidin-Träger beschickter Reaktions-Säule bestückt und in einem ersten Reaktionsschritt die 5'-OH-Schutzgruppe (Dimethoxytrityl-) durch Behandlung mit einer 2%igen Dichloressigsäure-Lösung in Dichlormethan abgespalten. Nach Waschen der Säule mit Acetonitril erfolgt die Kupplung des im erfindungsgemäßen Sinne P-modifizierten 5'-O-dimethoxytriphenylmethyl-2'-desoxythymidin-3'-O-[9-fluorenylmethoxycarbonyl](2-aminoethyl)-N, N-diisopropylamino-phosphans aus Beispiel 4 unter gleichzeitiger Aktivierung mit Tetrazol in Acetonitril an die freie 5'-OH-Funktion des Start-Nucleosids. Das noch trivalent vorliegende P-Atom wird nach erneutem Waschen durch Oxidation mit einer Lösung von Jod in THF/Lutidin/H<sub>2</sub>O in das natürliche pentavalente Phosphat überführt. Der nachfolgende Capping-Schritt mit Acetanhydrid/Dimethylaminopyridin blockiert durch Acetylierung nicht gekuppeltes 5'-OH-Nucleosid. Dadurch wird die Bildung von Fehlsequenzen unterdrückt. Nach Waschen beginnt mit erneuter Abspaltung der 5'-O-Dimethoxytrityl-Schutzgruppe der Synthesekreis von vorne. In dieser Weise werden nun 6 Thymidin-Bausteine mit nicht-modifiziertem Phosphoamidit-Teil in die Reaktionsfolge eingebracht, bevor im letzten Zyklus eine weitere Kupplung mit dem aminoethyl-

lierten Thymidin-Phosphoamidit (TpAE) erfolgt. Nach beendeter Synthese wird durch Behandlung mit konzentrierter wäßriger Ammoniaklösung das am Träger gebundene Oligonucleotid freigesetzt und gleichzeitig dabei auch die Fmoc-Schutzgruppe des aminoethylierten Phosphats entfernt. Es resultieren 86 ODE/A<sub>260</sub>. Dieses Roh-Gemisch wurde unter folgenden Bedingungen mittels HPLC aufgearbeitet.

Säule: Mono Q HR 10/10 (Pharmacia).

Eluent A (Wasser), Eluent B (0,5 n-LiCl).

Gradient: von A in 60 Minuten auf 50% B.

Das Eluat wird über Nacht gegen H<sub>2</sub>O dialysiert (Spektrapor, MWCO 1000).

Ausbeute: 55 ODE.

#### Beispiel 6

#### Markierung des Oligonucleotides aus Beispiel 5 mit Digoxigenin

55 ODE/A<sub>260</sub> des Oligomers aus Beispiel 5 werden in 1 ml 0,1 m-Na-boratpuffer pH 8,5 gelöst und mit einer Lösung von 10 mg Digoxigenin-O-succinyl-amidocaprönsäure-N-hydroxysuccinimidester in 1 ml Dimethylformamid versetzt. Man rührt das Gemisch 18 Stunden bei Raumtemperatur, engt bis zur Trockene im Vakuum ein, löst in H<sub>2</sub>O und trennt das Produktgemisch per HPLC:

Säule: Shandon Hypersil ODS, 25 cm × 0,4 cm.

Eluent A: 0,1 m Triethylammoniumacetat-Lösung.

Eluent B: 0,1 m Triethylammoniumacetat-Lösung/Isopropanol.

Gradient: von A in 30 Minuten auf 50% B.

Die Produktfraktion wird im Vakuum eingedampft, in Wasser aufgenommen und über Nacht gegen destilliertes Wasser dialysiert (Spektrapor, MWCO 1000).

Ausbeute: 11 ODE/A<sub>260</sub>.

#### Beispiel 7-

#### Vergleich der Nachweisgrenze bei DNA-Nachweisen

Drei identische Oligonukleotide (38 mere) mit HIV spezifischer Sequenz wurden in ihren Hybridisierungseigenschaften gegen ein kloniertes HIV-DNA-Fragment (954bp PvuII/BglII-Fragment aus der gag-Region des HIV-Wfl. 13-Isolats) getestet. An folgenden Stellen sind die Oligonukleotide mit Digoxigenin markiert:

1. Je an einem 5'-terminalen und einem in der Mitte lokalisierten Uracil (d. h. zwei Dig-Markierungen, Basenmarkierung an C-5 des Uracil).
2. Je an einem 5'-terminalen, 3'-terminalen und in der Mitte lokalisierten Uracil (3fache Dig-Markierung, Basenmarkierung an C-5 des Uracil).
3. Je an einer 5'-terminalen und in der Mitte lokalisierten Phosphatgruppe (2 Dig-Markierungen/Molekül, erfundungsgemäße Markierung).

#### a) Hybridisierungsansatz für Oligonucleotide mit Dig-Markierung

Die Sample DNA wird entweder direkt auf Filter in Verdünnungsreihen von jeweils 1 µl Volumen gespottet oder nach Auftrennung im Agarose-Gel durch Southern Blot unter 20 × SSC-Puffer auf die Filter transferiert. Die Fixierung erfolgt durch 3minütige UV-Bestrahlung.

Die Filter werden unter folgenden Bedingungen prähybridisiert: 1 h bei 40°C in 5 × SSC, 0,5% Blocking Reagents. Die anschließende Hybridisierung mit Dig-markierten Oligonucleotiden erfolgt unter folgenden Bedingungen: Über Nacht bei 4°C in 5 × SSC, 0,5% Blocking Reagents, 200 ng Oligonucleotide pro ml Hybridisierungslösung.

Die Filter werden danach 4 × 10 min in 2 × SSC, 0,1% SDS bei 40°C gewaschen.

Die Detektion wird analog zu dem nicht-radioaktiven Markierungs- und Detektionskit (Boehringer Mannheim GmbH) mittels POD-markierten Antikörpers gegen Digoxigenin durchgeführt.

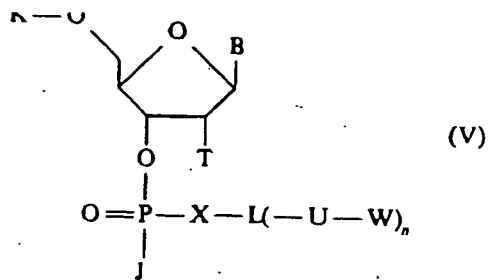
#### b) Ergebnisse

#### Nachweisgrenze der gespotteten/geblotteten Sample DNA

mit zweifach basenmarkiertem Oligonukleotid (1):	10 ng	
mit dreifach basenmarkiertem Oligonukleotid (2):	10 ng	60
mit zweifach über Phosphat markiertem Oligonukleotid (3):	1 – 10 ng	

#### Patentansprüche

#### 1. Verfahren zur Herstellung einer Nukleotidsequenz der Formel V



in der

K Wasserstoff oder das Phosphoratom des Phosphatrests eines weiteren Nukleotids oder einer Nukleotidsequenz,

J eine Hydroxygruppe oder ein 5'-Sauerstoffatom eines weiteren Nukleotids oder einer Nukleotidsequenz,

B eine natürliche oder modifizierte Nukleinbase,

T Wasserstoff, Niederalkyl, Azid, Niederalkoxy oder eine Hydroxylgruppe,

X Sauerstoff oder Schwefel,

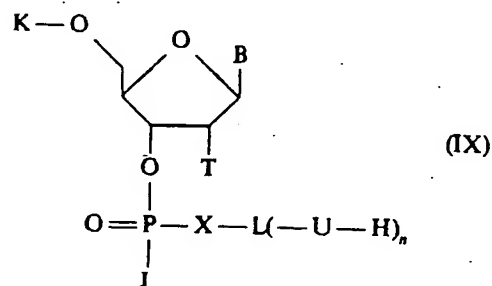
L ein  $(n + 1)$ -valentes Brückenglied,

U Sauerstoff, Schwefel, Stickstoff oder N-H,

W ein detektierbarer Rest oder ein Rest ist, der in einen detektierbaren Rest überführt werden kann und

n eine natürliche Zahl von 1 bis 200 ist,

durch Umsetzung einer Nukleotidsequenz der Formel IX



in der

K Wasserstoff oder das Phosphoratom des Phosphatrests eines weiteren Nukleotids oder einer Nukleotidsequenz,

J eine Hydroxygruppe oder ein 5'-Sauerstoffatom eines weiteren Nukleotids oder einer Nukleotidsequenz,

B eine natürliche oder modifizierte Nukleobase,

T Wasserstoff, Niederalkyl, Azid, Niederalkoxy oder eine Hydroxygruppe,

X Sauerstoff oder Schwefel,

L ein  $(n + 1)$ -valentes Brückenglied,

U Sauerstoff, Schwefel, Stickstoff oder N-H und

n eine natürliche Zahl von 1 bis 200 bedeuten,

mit einer Verbindung der Formel IV

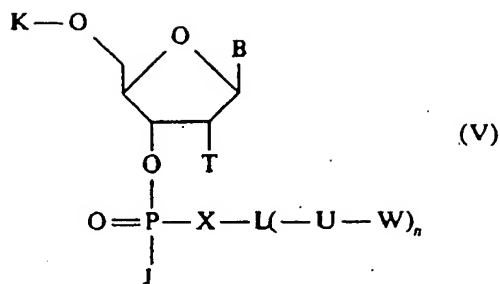
$\text{Y}-\text{W} \quad (\text{IV}),$

wobei

Y eine reaktive Gruppe und

W ein detektierbarer Rest oder ein Rest ist, der in einen detektierbaren Rest überführt werden kann.

2. Nukleotidsequenz der Formel V



in der

K Wasserstoff oder das Phosphoratom des Phosphatrests eines weiteren Nukleotids oder einer Nukleotidsequenz,

J eine Hydroxygruppe oder ein 5'-Sauerstoffatom eines weiteren Nukleotids oder einer Nukleotidsequenz,

B eine natürliche oder modifizierte Nukleinbase,

T Wasserstoff, Niederalkyl, Azid, Niederalkoxy oder eine Hydroxylgruppe,

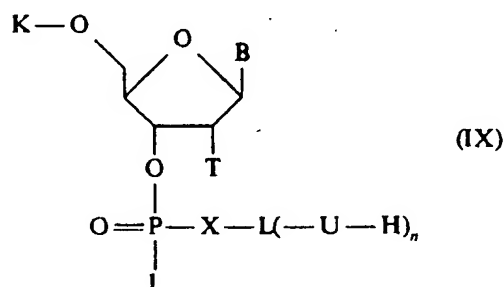
X Sauerstoff oder Schwefel,

L ein (n + 1)-valentes Brückenglied,

U Sauerstoff, Schwefel, Stickstoff oder N-H,

W ein detektierbarer Rest oder ein Rest ist, der in einen detektierbaren Rest überführt werden kann und n eine natürliche Zahl von 1 bis 200 ist.

3. Verfahren zur Herstellung von Nukleotidsequenzen der Formel IX



in der

K Wasserstoff oder das Phosphoratom des Phosphatrests eines weiteren Nukleotids oder einer Nukleotidsequenz,

J eine Hydroxygruppe oder ein 5'-Sauerstoffatom eines weiteren Nukleotids oder einer Nukleotidsequenz,

B eine natürliche oder modifizierte Nukleobase,

T Wasserstoff, Niederalkyl, Azid, Niederalkoxy oder eine Hydroxygruppe,

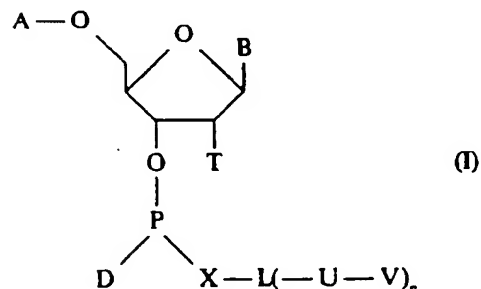
X Sauerstoff oder Schwefel,

L ein (n + 1)-valentes Brückenglied,

U Sauerstoff, Schwefel, Stickstoff oder N-H und

n eine natürliche Zahl von 1 bis 200 bedeuten,

durch Reaktion einer Verbindung der Formel I



wobei

A eine Sauerstoffschutzgruppe, ein Nukleotid oder ein Oligonukleotid,

B eine natürliche oder modifizierte Nukleinbase,

X Sauerstoff oder Schwefel,

L ein (n + 1)-valentes Brückenglied,

T Wasserstoff oder eine gegebenenfalls geschützte Hydroxygruppe,

5

10

15



25

30

35

40



50

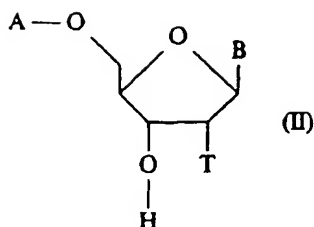
55

60

65

12

7. Verfahren zur Herstellung eines Nukleosidphosphoramidits der Formel I, durch Umsetzung einer Verbindung der Formel II



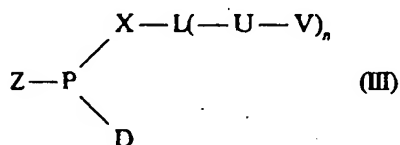
in der

A eine Sauerstoffschutzgruppe, ein Nukleotid oder ein Oligonukleotid,

B eine natürliche oder modifizierte Nukleinbase und

T Wasserstoff, Niederalkyl, Azid, Niederalkyloxy oder eine gegebenenfalls geschützte Hydroxygruppe,

bedeuten, mit einem Phosphan der Formel III



in der

Z eine gut austretende Gruppe,

X Sauerstoff oder Schwefel,

L ein mindestens bivalentes Brückenglied,

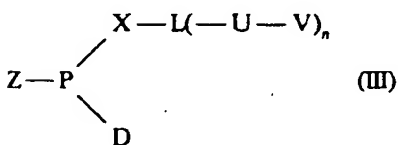
U Sauerstoff, Schwefel, Stickstoff oder N-H,

V eine abspaltbare Schutzgruppe,

n eine natürliche Zahl von 1 bis 200 und

D sekundärer Aminrest bedeuten.

8. Phosphan der Formel III



in der

Z eine gut austretende Gruppe,

X Sauerstoff oder Schwefel,

L ein mindestens bivalentes Brückenglied,

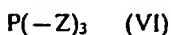
U Sauerstoff, Schwefel, Stickstoff oder N-H,

V eine abspaltbare Schutzgruppe,

n eine natürliche Zahl von 1 bis 200 und

D ein sekundärer Aminrest bedeuten.

9. Verfahren zur Herstellung von Phosphanen, dadurch gekennzeichnet, daß eine Verbindung der Formel



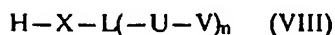
in der Z eine gut austretende Gruppe bedeutet, mit einem sekundären Amin der Formel (VII)



in der

D ein sekundärer Aminrest bedeuten,

umsetzt, und das Produkt mit einer Verbindung der Formel VIII



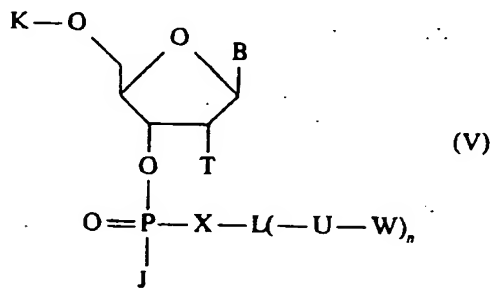
in der

X Sauerstoff oder Schwefel,

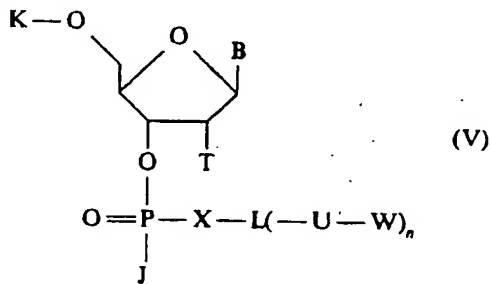
K ein (n + 1)-valentes Brückenglied,

U Sauerstoff, Schwefel, Stickstoff oder N—H,  
 V eine abspaltbare Schutzgruppe,  
 n eine natürliche Zahl von 1 bis 200

bedeuten, reagieren läßt und das entstandene Produkt abtrennt.  
 10. Verwendung einer Nukleotidsequenz der Formel (V)



in der  
 K Wasserstoff oder das Phosphoratom des Phosphatrests eines weiteren Nukleotids oder einer Nukleotidsequenz,  
 J eine Hydroxygruppe oder ein 5'-Sauerstoffatom eines weiteren Nukleotids oder einer Nukleotidsequenz,  
 B eine natürliche oder modifizierte Nukleinbase,  
 T Wasserstoff, Niederal kyl, Azid, Niederal koxy oder eine Hydroxylgruppe bedeuten und  
 X, L, U, W und n die oben angegebene Bedeutung haben,  
 zum Nachweis einer zu dieser Nukleotidsequenz im wesentlichen komplementären Nukleotidsequenz.  
 11. Reagenz zum Nachweis einer Nukleinsäure in einer Probe durch Inkontaktbringen der Probe mit einer dazu im wesentlichen komplementären Nukleinsäure, dadurch gekennzeichnet, daß es als zur Proben-DNA komplementäre Nukleinsäure eine Nukleotidsequenz der Formel (V) enthält.  
 12. Verwendung einer Nukleotidsequenz der Formel (V)



als Primer in der enzymatischen Synthese von doppelsträngigen Nukleinsäuren.